

(19)



Octrooiraad
Nederland

(11) Publikatienummer: **9101359**

(12) A TERINZAGELEGGING

(21) Aanvraagnummer: **9101359**

(22) Indieningsdatum: **07.08.91**

(43) Ter inzage gelegd:
01.03.93 i.e. 93/05

(51) Int.Cl.⁵:
**A61K 39/02, A61K 39/095,
C07K 17/10, C08B 37/00,
C08H 1/00**

(71) Aanvrager(s):
**De Staat der Nederlanden, vertegenwoordigd
door de Minister van Welzijn, Volksgezondheid
en Cultuur te Rijswijk**

(72) Uitvinder(s):
**Peter Hoogerhout te Bilthoven. Jan Theunis
Poolman te Broek in Waterland. Emmanuel
Jacques Henri Wiertz te Utrecht. Prof. Dr.
Jacques Hubertus van Boom te Voorschoten.
Gysbert Arie van de Marel te Leiden. Gerardus
Josephus Petrus Boons te 's-Gravenhage**

(74) Gemachtigde:
**Ir. L.C. de Bruijn c.s.
Nederlandsch Octroolbureau
Scheveningseweg 82
2517 KZ 's-Gravenhage**

(54) **Nieuw saccharide-peptide-conjugaat, werkwijze ter bereiding ervan alsmede een vaccin dat een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat omvat**

(57) De uitvinding heeft betrekking op een saccharide-peptide-conjugaat waarvan het saccharidedeel een oligosaccharide deel (core region) van een lipopolysaccharide van een gramnegatieve bacterie of een van een oligosaccharide deel afgeleid fragment als immuniteit verlenend B-cel activerend deel met ten minste één epitoom omvat en het peptidedeel ten minste een homoloog eiwit of een van een homoloog eiwit afgeleid peptidefragment met een T-helpercel activerend deel met ten minste één epitoom omvat, (waarbij homoloog wil zeggen dat het B-cel activerende deel en het T-helpercel activerende deel in hetzelfde micro-organisme voorkomen).
De uitvinding heeft tevens betrekking op een werkwijze ter bereiding van een saccharide-peptide-conjugaat zoals hiervoor beschreven is alsmede op een vaccin dat een werkzame hoeveelheid van een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat omvat.

NL A 9101359

De aan dit blad gehechte afdruk van de beschrijving met conclusie(s) en eventuele tekening(en) bevat afwijkingen ten opzichte van de oorspronkelijk ingediende stukken; deze laatste kunnen bij de Octrooiraad op verzoek worden ingezien.

Nieuw saccharide-peptide-conjugaat, werkwijze ter bereiding ervan alsmede een vaccin dat een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat omvat.

De onderhavige uitvinding heeft betrekking op een saccharide-peptide-conjugaat waarvan het saccharidedeel ten minste een van een lipopolysaccharide (LPS) van een gramnegatieve bacterie afgeleid immuniteit verlenend B-cel activerend deel met ten minste één epitoomp omvat en het peptidedeel ten minste een homoloog eiwit of een van een homoloog eiwit afgeleid peptide-fragment met een T-helpercel activerend deel met ten minste één epitoomp omvat, (waarbij homoloog wil zeggen dat het B-cel activerende deel en het T-helpercel activerende deel in hetzelfde micro-organisme voorkomen). De uitvinding heeft eveneens betrekking op een vaccin dat een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat omvat en op een werkwijze ter bereiding van een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat.

Het is bekend dat vaccins van gezuiverde kapselpolysacchariden (CPS) beschermende immuniteit kunnen induceren. Deze immuniteit is afhankelijk van de leeftijd van de ingeënte persoon en is slechts van korte duur. De intrinsieke nadelen van kapselpolysacchariden als vaccins worden omzeild door de klassieke benadering kapselpolysacchariden of daarvan afgeleide oligosacchariden te koppelen met eiwitten (Goebel, W.F., en O.T. Avery 1929 J. Exp. Med. 50:533-550 en Cruse, J.M. en R.E. Lewis (Erd.) 1989 Contrib. Microbiol. Immunol. Basel, Krager, 10:1-196). Het koppelen van polysacchariden aan eiwitten heeft tot gevolg dat het karakter van dit type antigeen verandert van thymus onafhankelijk in thymus afhankelijk. Dergelijke poly- of oligosaccharide-eiwitconjugaten zijn in het algemeen zeer immunogeen bij jonge kinderen en kunnen geheugen induceren.

Hier volgen een aantal voorbeelden van bekende saccharide-peptide-conjugaten:

Uit de Nederlandse octrooiaanvraag 86.023.25 zijn conjugaten van kapselpolysacchariden (CPS) van H. influenza b met tetanustoxoïde (TT) bekend.

Er zijn conjugaten bereid van kapselpolysacchariden van meningococcus groep A en C met tetanustoxoïde, welke conjugaten bij muizen en konijnen zeer immunogeen blijken te zijn ([Beuvery, E.C., A. Kaaden. V. Kanhai, en A.B. Leussink. 1983. Physicochemical and immunological characterization of meningococcal group A and C polysaccharide-tetanus toxoid conjugates prepared by two methods. Vaccine 1:31-36], [Beuvery, E.C., F Miedema, R van Delft en K. Haverkamp. 1983. Preparation and immunochemical characterization of meningococcal group C polysaccharide-tetanus

toxoid conjugates as a new generation of vaccines. Infect. Immun. 40:39-45] en [Jennings, H.J. en H.C. Lugowski. 1981. Immunochemistry of groups A, B and C meningococcal polysaccharide-tetanus toxoid conjugates. J. Immunol. 127:1011-1018]).

- 5 Voor de groep B meningococcus is gezocht naar andere saccharide-peptide-conjugaten die bruikbaar kunnen zijn in een vaccin, aangezien kapselpolysacchariden van deze groep gramnegatieve bacteriën geen immuun-reactie geven. Hiertoe zijn saccharide-peptide-conjugaten gemaakt met gemodificeerd kapselpolysaccharide en dragereiwitten ([Jennings, H.J., R.
- 10 Roy, en A. Gamian. 1986. Induction of meningococcus group B polysaccharide-specific IgG antibodies in mice using an N-propionylated B polysaccharide-tetanus toxoid conjugate vaccine. J. Immunol. 137:1708-1713] en [Jennings, H.J. 1989. The capsular polysaccharide of group B *Neisseria meningitidis* as a vehicle for vaccine development. In Cruse, J.
- 15 M., and R. E. Lewis, Conjugate Vaccines. Contrib. Microbiol. Immunol. Basel, Krager. 10:151-165]).

Men vermoedt echter dat anti groep B antilichamen (in het bijzonder IgG) in vivo kruisreactie vertonen met gastheerantigenen en dientengevolge zou het gebruik van een saccharide-peptide-conjugaat dat gemodificeerd

20 kapselpolysaccharide van groep B meningococcus omvat de oorzaak van auto-immuunziekte kunnen vormen. Derhalve zijn de meeste onderzoeken die betrekking hebben op een vaccin tegen groep B meningococcus gericht op het potentiële gebruik van subkapselbestanddelen zoals buitenmembraaneiwitten (OMP) en lipopolysacchariden (LPS).

- 25 Zo beschrijven Jennings et al. conjugaten van tetanustoxoïde (TT) met van meningococcus LPS afgeleide gedefosforyleerde oligosacchariden (OS*). De immunogeniteit van deze OS*-TT-conjugaten werd in konijnen onderzocht (Infect. Immun. 43:407-412). Hierbij werd fosforethanolamine verwijderd van de meningococcus oligosacchariden (OS) door behandeling
- 30 met waterstoffluoride. De gedefosforyleerde oligosacchariden werden vervolgens gekoppeld met tetanustoxoïde. Het aldus verkregen immunotype L₃ OS-eiwitconjugaat was slechts enigszins immunogeen bij konijnen, hetgeen waarschijnlijk kan worden verklaard door verwijdering van de PEA-groepen.

- 35 In Infection and Immunity, maart 1991 blz 843-851, beschrijven Verheul et al. de bereiding van meningococcus OS-eiwit-conjugaten met tetanustoxoïde, waarbij de fosforethanolaminegroepen van de oligosacchariden gehandhaafd zijn.

9 1 0 1 3 5 9

In vrijwel alle oligosaccharide-peptideconjugaten die tot dusver bekend zijn is het saccharidedeel, dat B-cel activering verzorgt, gekoppeld aan een peptide dat T-helpercel activering verzorgt, waarbij saccharidedeel en peptidedeel afkomstig zijn van een ander organisme.

- 5 Meestal wordt hiervoor een tetanus- of difteriepeptide gebruikt. Het gebruik van vaccins die conjugaten bevatten die aan dergelijke eiwitten zijn gekoppeld heeft als nadeel dat het zal kunnen leiden tot overgevoeligheid of tolerantie voor genoemde tetanus- of difteriedrager en zal kunnen leiden tot verminderde respons op het B-cel activerende deel.
- 10 Het gebruik van saccharide-peptide-conjugaten die voorzien zijn van homologe dragerpeptide of het homologe eiwit heeft dit nadeel niet en een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat zal bij contact met het micro-organisme in kwestie behalve B-cel geheugen tevens T-cel geheugen reactiveren. Door de koppeling van B-cel activerend deel aan een T-
- 15 helpercel activerend deel dat afkomstig is van een homologe eiwit of een daarvan afgeleid peptide-fragment wordt derhalve het nadeel van overgevoeligheid, tolerantie of suppressie die door het gebruik van saccharide-peptide-conjugaten, die een niet homologe peptidedrager omvatten, als bestanddelen van vaccins dreigt te ontstaan, vermeden.

- 20 Er zijn saccharide-peptide-conjugaten bekend die een homologe dragerpeptide omvatten. Paton et al. beschrijven conjugatie van pneumolysine-toxoïde aan type 19F kapselpolysaccharide van Streptococcus pneumoniae (Infection and Immunity, juli 1991, blz 2297-2304).

- Tevens zijn er saccharide-peptide-conjugaten bekend die een homologe dragerpetide omvatten die als immuniteit verlenend B-cel activerend deel een saccharidedeel omvatten dat van een lipopolysaccharide (LPS) van een gramnegatieve bacterie is afgeleid. Een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat biedt als voordeel de mogelijkheid een vaccin te maken dat immuniteit verschaft tegen gramnegatieve bacteriën, waarvan de kapsel-
- 25 polysacchariden geen of onvoldoende immuunreactie opwekken.

- 30 In Contrib. Microbiol. Immunol. Basel, Karger ,1989, vol 10, blz 166-189 beschrijven Cryz, J.C. et al. vaccins tegen Pseudomonas aeruginosa die een saccharide-peptide-conjugaat omvatten dat gedetoxificeerde lipopolysaccharide van Pseudomonas aeruginosa immunotype 5 omvat, welke
- 35 lipopolysaccharide gekoppeld is met diverse dragereiwitten. De drager-eiwitten kunnen zowel homologe als niet homologe zijn. De dragereiwitten die in dit artikel genoemd worden zijn tetanustoxoïde, toxine A en pili van Pseudomonas aeruginosa.

Het LPS van Pseudomonas aeruginosa wordt volgens dit artikel onschadelijk gemaakt door estergebonden vetzuren van Lipide A te verwijderen, zodat het serologisch actieve O-polysaccharidedeel kan worden opgenomen in een saccharide-peptide-conjugaat. Dergelijk gedetoxificeerd LPS (D-LPS) werd omgezet in een actieve ester door koppeling aan N-hydroxysuccinimide en vervolgens werd de actieve ester gekoppeld aan een eiwit dat ter vergemakkelijking van de koppeling voorzien was van een spacer (1,4-diaminobutaan). Het D-LPS-TA-conjugaat was niet immunogeen maar het D-LPS-pili-conjugaat en het D-LPS-TT-conjugaat wel.

10 Een bacteriegroep waarvan kapselpolysacchariden geen of weinig immuunreactie opwekken is groep B meningococcus, een bacteriegroep die in vele landen meer dan 50% van de meningococcus ziektegevallen veroorzaakt (Poolman et al., The Lancet, september 1986, blz. 555-558). Zoals reeds beschreven omzeilt een vaccin dat een saccharide-peptide-conjugaat met
15 een van meningococcus B lipopolysaccharide afgeleid immuniteit verlenend B-cel activerend deel omvat, een nadeel van saccharide-peptide-conjugaten die kapselpolysacchariden omvatten, namelijk het feit dat de aanzienlijke overeenkomst in structuur tussen de groep B-kapselpolysacchariden en menselijke glycolipiden kan leiden tot autoimmuunziekte.

20 Een saccharide-peptide-conjugaat dat als immuniteit verlenend B-cel activerend deel lipopolysaccharide omvat heeft echter ook nadelen. Lipopolysaccharide bevat toxische delen en een saccharide-peptide-conjugaat dat een lipopolysaccharide met toxische delen omvat zal eveneens toxisch zijn.

25 De onderhavige uitvinding heeft derhalve betrekking op een saccharide-peptide-conjugaat waarvan het saccharidedeel ten minste een van een lipopolysaccharide (LPS) van een gramnegatieve bacterie afgeleid immuniteit verlenend B-cel activerend deel met ten minste één epitoom omvat en het peptidedeel ten minste een homoloog eiwit of een van een homoloog
30 eiwit afgeleid peptide-fragment met een T-helpercel activerend deel met ten minste één epitoom omvat, (waarbij homoloog wil zeggen dat het B-cel activerende deel en het T-helpercel activerende deel in hetzelfde organisme voorkomen) gekenmerkt doordat ten minste het B-cel activerende deel het LPS-oligosaccharide deel (core region) of een daarvan afgeleid frag-
35 ment omvat.

Gebruik van een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat, dat als B-cel activerend deel de LPS "core region" of een daarvan afgeleid fragment omvat als bestanddeel van een vaccin, zal veiliger zijn dan gebruik van een saccharide-peptide-conjugaat dat natieve LPS omvat vanwege het ont-

breken van toxische delen. Een dergelijk "core" bevattend saccharide-peptide-conjugaat heeft het voordeel dat het een groter aantal verschillende LPS "core" B-cel activerende delen kan bevatten dan een SPC met natieve LPS dat toxisch wordt wanneer teveel van het toxische bestanddeel
 5 lipide A wordt ingebouwd.

De lipopolysacchariden van meningococcus zijn ook toxisch. Lipopolysaccharide van meningococcus omvat drie delen. In figuur 1 wordt een LPS van meningococcus weergegeven. Het lipide A deel is toxisch en de lacto-N-neotetraose-eenheid, kan eventueel tot inductie van auto-anti-
 10 lichamen leiden. Het oligosaccharidedeel van meningococcus LPS, de zogenaamde "core region" is niet toxisch. De zogenaamde "inner core region" is dat deel van de "core region" van het oligosaccharidedeel van meningococcus LPS waarvan de lacto-N-neotetraose-eenheid ontbreekt. Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding, dat een B-cel activerend
 15 deel omvat, dat de "core" oligosaccharide van meningococcus of een daarvan afgeleid fragment omvat, is een geschikt voorbeeld van een SPC volgens de uitvinding.

Een saccharide-peptide-conjugaat, dat in het van meningococcus afgeleide saccharidedeel geen toxische lipide A en evenmin de lacto-N-neotetraose-eenheid omvat, welke eenheid vanwege structuur overeenkomst met de gastheer eventueel tot inductie van auto-antilichamen kan leiden, is bekend uit het reeds geciteerde artikel van Jennings et al. Dit saccharide-peptide-conjugaat verschilt echter van het saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding, dat de aanwezigheid van het tetanus
 20 toxoïde als peptidedeel in plaats van een homoloog eiwit of een daarvan afgeleid peptide fragment. De nadelen van een dergelijk niet-homoloog eiwit bevattend conjugaat zijn reeds hiervoor beschreven.

Men kan natieve LPS isoleren en vervolgens lipide A en de tetraose-eenheid verwijderen. Lipopolysaccharide (LPS) van meningococcus bijvoorbeeld kan worden geïsoleerd via de extractie werkwijze met heet water en fenol van Westphal (Westphal, O. en Jann, J.K., 1965, Methods Carbohydr. Chem. 5, 83-91). In het kort wordt LPS gehydrolyseerd in 1%-azijnzuur totdat flocculatie optreedt. Lipide A wordt verwijderd door te centrifugeren en de oligosacchariden worden gezuiverd over een Biogel kolom.
 30 Vervolgens kan de hoofd-oligosaccharide worden gekoppeld aan het peptide-deel.

Men kan op een dergelijke wijze verkregen "core" oligosaccharide of een werkzame afgeleide daarvan opnemen in een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding.

9 1 0 1 3 5 9

Omdat het verkrijgen van een van natieve LPS afgeleid B-cel activerend deel een moeizaam proces is en het volledig zuiveren van de "core" oligosaccharide eveneens problematisch is, verdient het de voorkeur het B-cel activerende deel van een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding te synthetiseren. Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding omvat met voorkeur derhalve een synthetisch B-cel activerend deel in het saccharidedeel.

De saccharide-peptide-conjugaten volgens de uitvinding zijn bij voorkeur geconjugeerd via een spacer. Dit heeft als voordeel dat geen intramoleculaire reacties optreden tussen de reactieve groepen van het saccharidedeel en het peptidedeel. Dergelijke reacties kunnen leiden tot een gewijzigde tertiaire structuur van het saccharidedeel en/of peptide-deel, met als gevolg verslechterde immuunwerking.

Een aantal LPS immunotype specifieke epitopen hebben hun werking te danken aan de aanwezigheid van ten minste een fosforethanolamine (PEA) groep. Derhalve verdient een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding dat een dergelijk B-cel activerend deel omvat de voorkeur wanneer PEA-groepen van het B-cel activerende deel van het saccharidedeel vrije aminogroepen omvatten. Een voorbeeld van een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding, dat een immuunspecifiek B-cel activerend deel omvat, is een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding waarvan het saccharidedeel LPS van meningococcus met immunotype L₃ omvat. Een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat, dat een immuunspecifieke epitop van immunotype L₃ omvat, zal bij voorkeur een B-cel activerend deel omvatten waarvan de PEA-groepen vrije aminogroepen hebben.

Saccharide-peptide-conjugaten volgens de uitvinding omvatten met voordeel een B-cel activerend deel dat kruisreactie kan geven met meer dan een immunotype. Een vaccin dat een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding omvat zal bescherming geven tegen meer dan één immunotype.

Momenteel zijn twaalf verschillende typen lipopolysacchariden bekend voor meningococcus stammen (hetgeen overeenkomt met 12 immunotypen). De verschillen in de meningococcus LPS immunotypen zijn gelokaliseerd in het oligosaccharide deel van het LPS ("core region"). Sinds kort zijn de volledige primaire structuren van de oligosacchariden opgehelderd voor immunotypen L₁, L₂, L₃, L₅ en L₆; deze worden weergegeven in figuur 2 (Difabio J.L. et al, 1990, Structure of the L1 and L6 core oligosaccharide of *Neisseria meningitidis*. Can. J. Chem. 86:1029-1034;

9 1 0 1 3 5 9

Jennings, H.J. et al, 1987, Structure and Immunochemistry of meningo-coccal lipopolysaccharides, *Antonie van Leeuwenhoek* 53:519-522; Michon, F. et al, 1990, Structure of the L5 lipopolysaccharide core oligosaccharide of *Neisseria meningitidis*, *J. Biol. Chem.* 256:7243-7247;
 5 Verheul, A.F.M. et al niet gepubliceerd, *Infection and Immunity*; in press). In figuur 3 zijn de structuren van de grootste L₁, L₂, L₃, moleculen weergegeven.

Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding, dat een of meer oligosacchariden met de structuren die in figuur 2 worden weerge-
 10 geven omvat, is bruikbaar als bestanddeel van een vaccin dat tegen ten minste een immunotype van meningococcus is gericht. Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding, dat ten minste het B-cel activerende deel van ten minste een van de oligosacchariden uit figuur 2 omvat kan derhalve met voordeel als bestanddeel van een vaccin, dat tegen ten min-
 15 ste een immunotype van meningococcus is gericht, worden gebruikt.

De oligosacchariden van de immunotypen verschillen in monosaccharide-samenstelling, hoeveelheid en locatie van fosforethanolamine (PEA) groepen en de mate van acetylering van de $\alpha(1-2)$ gebonden GlcNAc-eenheid of ander eenheden. Voor de meeste immunotypen is de basis-structuur van
 20 de oligosaccharide "core" gelijk (figuur 1 en figuur 2).

Omdat de "core" oligosacchariden van meningococcus LPS voor diverse immunotypen overeenkomsten vertonen, omvat de "core" meer dan een immunotype specifieke epitoom. Een SPC volgens de uitvinding dat een dergelijke "core" als B-cel activerend deel omvat, zal de voorkeur verdienen. Een
 25 dergelijk SPC volgens de uitvinding kan voor een aantal verschillende immunotypen tegelijk B-cel activerend werken. Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding, dat voor een aantal immunotypen tegelijk B-cel activerend kan werken kan ook een afgeleid fragment omvatten, dat meer dan een immunotype specifieke epitoom omvat.

Het is ook mogelijk slechts een relevant gedeelte van de "core" oligosaccharide als fragment op te nemen in een SPC volgens de uitvinding, dat specifiek immuniteit voor een specifiek immunotype verschaft. Het is ook mogelijk in het saccharidedeel van een SPC volgens de uitvinding meer dan één B-cel activerend deel op te nemen, zodat een dergelijk
 35 SPC diverse specifieke immuniteit verlenende B-cel activerende delen omvat en dus immuniteit voor diverse specifieke immunotypen kan verschaffen.

Men kan met voordeel B-cel activerende delen met specifieke immuniteit verlenende werking tegen verschillende immunotypen of B-cel active-

rende delen met kruisreactieve immuniteit verlenende werking in het saccharidedeel van een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding opnemen. Het is mogelijk geworden goed gedefinieerde oligosacchariden met toenemende complexiteit en molecuulgewicht te synthetiseren, zodat
 5 oligosacchariden die een of meer B-cel activerende structuren omvatten gesynthetiseerd kunnen worden.

Van de meningococcus is bekend dat immunotypen L3 en L2 respectievelijk ongeveer 70% en 30% van de groep B meningococcus meningitis veroorzaken. Derhalve verdienen saccharide-peptide-conjugaten volgens de uitvinding de voorkeur die ten minste B-cel activerende delen van L3 en/of
 10 L2 immunotypen in het saccharidedeel van het saccharide-peptide-conjugaat omvatten. In een nog te publiceren abstract beschrijven Borrow, R. et al (Symposium 27-08-91, Bacterial Meningitis, Nottingham G.B.) dat immunotype L_{3,7,9} specifiek geassocieerd is met invasieve ziekte, veroorzaakt
 15 door N.meningitidis, omdat zij bij 97% van de ziektegevallen deze epitoom waarnemen.

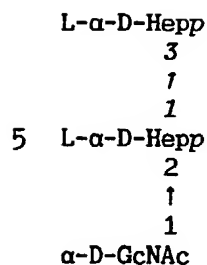
Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding dat ten minste een B-cel activerend deel van het saccharidedeel omvat dat een afgeleide is van

20 β -D-Glcp (1-4) - L- α -D-Hepp - (1-5) - KDO

3
 ↑
 1
 25 L- α -D-Hepp3 < - PEA
 2
 ↑
 1
 α-D-GcNAc

30 heeft specifieke immuniteit verlenende werking tegen immunotype L₃.

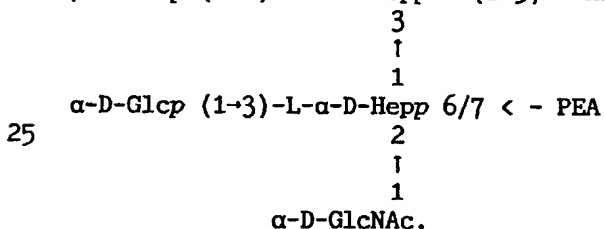
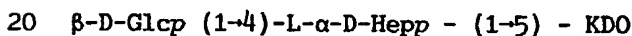
Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding, dat ook specifieke immuniteit verlenende werking tegen immunotype L₃ vertoont, omvat als B-cel activerend deel van het saccharidedeel een oligosaccharide dat ten minste



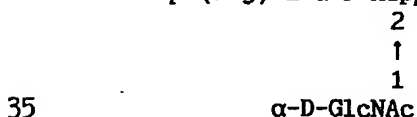
10 omvat. Een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat dat bovendien in het B-cel activerende deel van het saccharidedeel ten minste één PEA-groep bevat verdient de voorkeur.

Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding dat als B-cel activerend deel in het saccharidedeel een oligosaccharide omvat met als
 15 uiteinde β -D-Glcp(1→4), α -D-GlcNAcp of L- α -D-Hepp(1→5) heeft specifieke immuniteit verlenende werking tegen immunotype L₂.

Een voorbeeld van een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding omvat als B-cel activerend deel van het saccharidedeel een afgeleide van de vertakte oligosaccharide



Een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding dat als
 30 B-cel activerende deel van het saccharidedeel de vertakte oligosaccharide α -D-Glcp (1→3)-L- α -D-Hepp 6/7 < - PEA



omvat, voldoet voor het verschaffen van een immuunreactie tegen immunotype L₂.

Een saccharide-peptide-conjugaat dat de voorkeur verdient is een SPC volgens de uitvinding dat een B-cel activerend deel omvat dat ten minste
 40 kruisreactie vertoont met twee immunotypen van gram-negatieve bacteriën. Een voorbeeld van een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat vertoont ten minste kruisreactie met meningococcus immunotypen L₂ en L₃.

Een saccharide-peptide-conjugaat dat eveneens de voorkeur verdient is een SPC volgens de uitvinding dat een B-cel activerend deel omvat dat
 45 ten minste kruisreactie vertoont met meningococcus immunotypen L₁ en L₃.

9 1 0 1 3 5 9

Een saccharide-peptide-conjugaat dat kruisreactie vertoont met ten minste immunotypen L_1 , L_2 en L_3 , omvat als B-cel activerend deel in het saccharidedeel ten minste de vertakte oligosaccharide β -D-Glcp(1 \rightarrow 4)-[L- α -D-Hepp(1 \rightarrow 3)]-L- α -D-Hepp). Een geschikt voorbeeld van een dergelijk saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding omvat tevens op de vertakte oligosaccharide β -D-Glcp(1 \rightarrow 4)-[L- α -D-Hepp(1 \rightarrow 3)]-L- α -D-Hepp) een PEA-groep op de 0-3 van de heptosyleenheid.

Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding, dat kruisreactie vertoont met meer immunotypen dan L_1 , L_2 en L_3 , omvat als B-cel activerend deel in het saccharidedeel ten minste de vertakte oligosaccharide β -D-Glcp(1 \rightarrow 4)-[L- α -D-Hepp(1 \rightarrow 3)]-L- α -D-Hepp) die voorzien is van een spacer die verbinding geeft met ten minste een ander immunotype specifiek B-cel activerend deel met ten minste een epitoom.

Een SPC volgens de uitvinding kan als B-cel activerend deel een saccharidedeel omvatten dat gesynthetiseerd en/of gemodificeerd is ten opzichte van een natuurlijk B-cel activerend deel voor een bepaald immunotype. Een dergelijk gesynthetiseerd en/of gemodificeerd B-cel activerend deel zal met voorkeur kruisreactie geven met diverse immunotypen en/of een verbeterde immuunreactie geven dan het overeenkomstige deel van het natuurlijke LPS.

Een dergelijk gesynthetiseerd en/of gemodificeerd B-cel activerend deel kan ontstaan door selectieve additie en/of deletie van bepaalde groepen en/of suikereenheden.

Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding zal bij voorkeur als peptidedeel, met ten minste een T-helpercel activerend deel, een buitenmembraaneiwit (OMP) of ten minste een van een OMP afgeleid peptidefragment, dat een T-helpercel activerend deel omvat, omvatten. Een vaccin dat een SPC volgens de uitvinding omvat, welk vaccin bescherming kan bieden tegen meningococcus, zal bij voorkeur een SPC volgens de uitvinding, dat een buitenmembraaneiwit of een daarvan afgeleid peptidefragment als T-helpercel activerend deel van meningococcus Klasse I omvat, omvatten. Op het Klasse I buitenmembraaneiwit van meningococcus H44/76 zijn vele herkenningsplaatsen onderzocht voor menselijke T-cellen.

De herkenningsplaatsen voor menselijke T-cellen in Meningococcus H44/76 klasse 1 OMP zijn onderzocht. Voor systematische identificatie van T-cel epitopen zijn grote aantallen synthetische peptiden nodig.

In de afgelopen paar jaren is vaste-fase peptide-synthese (SPPS) aangepast om simultane bereiding van vele peptiden mogelijk te maken. Een werkwijze van SMPS die nauw verband houdt met traditionele SPPS is ont-

wikkeld door Houghthon (Houghton, R.A. 1985. Proc. Natl. Acad. Sci. USA 81 3998). Bij deze benadering worden gebruikelijke vaste dragers in permeabele polypropyleenzakken in compartimenten opgenomen (de "theezak"-benadering).

- 5 Bij de koppelingsstap worden de zakjes gesorteerd in afzonderlijke houders die de geschikte aminozuuroplossingen bevatten. Het wassen en het verwijderen van de bescherming van het N-uiteinde worden in afzonderlijke houders uitgevoerd, die alle zakken bevatten. De peptiden worden bereid op een schaal van 10-20 mg. Holm en Meldal (Holm, A. en Meldal, M. 1989.
- 10 Multiple column peptide synthesis. In: Peptides 1988. Proc. 20th Eur. Pept. Symp. Jung, C. en Bayer, E. (red.), Walter de Gruyter & Co., Berlijn, blz 208-210) hebben manuele meervoudige kolomsynthese op een schaal van 1-5 mg beschreven, die zeer geschikt is voor immunologisch onderzoek. Volledige automatisering van dit type SMPS is bereikt
- 15 ([Frank, R., Bosserhoff, A., Boulin, C., Epstein, A., Gausepohl, H. en Ashman, K., 1988. Biotechnology 6 1211], [Gausepohl, H., Kraft, M., Boulin, C. en Frank, R.W., 1990, Proc. XIth Am. Pept. Symp. Rivier, J. en Marshall, G. (red.) Escom, Nederland, blz 1003-1004] en [Schorrenberg, G., en Lang, R.E., 1990, Proc. XIth Am. Pept. Symp. Rivier, J. en
- 20 Marshall, G. (red.) Escom, Nederland, blz 1029-1030). Tijdens het verloop van het onderzoek naar meningococcus T-cel epitopen is manuele SMP geïntroduceerd. Zeer recentelijk is een in de handel verkrijgbare simultane meervoudige peptidesynthese-inrichting beschikbaar gekomen. Deze inrichting maakt de geautomatiseerde simultane synthese van 48 peptiden
- 25 op een schaal van 5-20 mg in ongeveer twee weken mogelijk.

- Voor het identificeren van T-cel epitopen die in de klasse 1 OMP voorkomen, werd een reeks overlappende peptiden gesynthetiseerd. De reeks bestond uit 45 peptiden die de gehele eiwitsequentie van P1.7,16 omvatten (20-meren met een overlap van 12 eenheden zie figuur 4). De peptiden
- 30 werden onderzocht op herkenning door T-cellen van vrijwilligers waarvan HLA-type bepaald was. Vaccinatie van de vrijwilligers was niet nodig, aangezien T-cellen met specificiteit voor het meningococcus Klasse 1 eiwit in het perifere bloed van alle onderzochte donoren (n=27) kon worden waargenomen. Daarnaast vertoonden alle proefpersonen antilichaam-
 - 35 titers voor het meningococcus OMP. Aangezien de proefpersonen een negatieve anamnese voor meningococcusziekte vertoonden, moest immuniteit zijn geïnduceerd door asymptomatische infecties ([Goldschneider, I., Gotschlich, E.C., en Artenstein, M.S., 1969, J. Exp. Med. 29: 1307] en

9 1 0 1 3 5 9

[Goldschneider, I., Gotschlich, E.C., en Artenstein, M.S., 1969, J. Exp. Med. 129: 1327]).

De reeks van 45 peptiden werd in lymfocytoproliferatie-experimenten onderzocht. Resultaten van een representatief experiment dat werd uitgevoerd met mononucleaire cellen verkregen uit het perifere bloed, worden weergegeven in figuren 5 en 6. T-cel proliferatie werd waargenomen in aanwezigheid van 10 peptiden, hetgeen duidt op het voorkomen van T-cel epitopen in ten minste zes verschillende gebieden van het eiwit.

Teneinde de exacte grootte van de T-cel epitopen te definiëren en om de MHC-restrictie te onderzoeken, werden T-cel kloons gemaakt. Het klasse 1 OMP of een synthetisch peptide werden gebruikt voor de selectie van de kloons. Eerst werden PBMC van tevoren gestimuleerd met het antigeen. Na 7 dagen werden de cellen verzameld en gekloneerd door beperkende verdunning bij aanwezigheid van bestraalde APC's (PBMC) die een puls met het antigeen hadden ontvangen. Subklonering werd ten minste eenmaal uitgevoerd. Een voorbeeld van een peptide specifieke T-cel kloon wordt in tabel 1 getoond. Een positieve respons werd verkregen met twee 20-meren met een overlap van 12 residuen.

20

TABEL 1

T-cel herkenning van overlappende synthetische peptiden

Peptide	Aminozuursequentie	T-celkloon AZ-16.14
		Stimulatie-index
OMP ₂₅₋₄₄	QAANGGASGQVKVTKVKAK	-
OMP ₃₃₋₅₂	GQVKVTKVTKAKSRIRTKIS	-
OMP ₄₁₋₆₀	TKVTKAKSRIRTKISDFGSFIGFK	64
OMP ₄₉₋₆₈	TKISDFGSFIGFKGSEDLGD	65
OMP ₅₇₋₇₆	FIGFKGSEDLGDGLKAVWQL	3
OMP ₆₅₋₈₄	DLGDGLKAVWQLEQDVSVAG	-
geïsoleerd buitenmembraaneiwit (OMP)		55

Gedurende twee uren werden 5×10^4 APC's (PBMC) met peptide geïncubeerd (2 µg/putje) of als controle met media geïncubeerd in een volume van 100 µl/putje in microkweekplaten. Na bestraling (25GY), werden 2×10^4 T-cellen in een volume van 50 µl aan de putjes toegevoegd. Twee dagen later werden [³H]-thymidine toegevoegd en 16 uur later werd proliferatie gemeten in een vloeistof scintillatie telinrichting.

9 1 0 1 3 5 9

Standaard deviatie van de in triplo uitgevoerde experimenten overschreed nooit 10% van het gemiddelde. De stimulatie-index werd berekend als de verhouding van tellen per minuut bij aanwezigheid van Ag ten opzichte van tellen per minuut bij afwezigheid van Ag (afzonderlijke media). (-) In de tabel geeft een stimulatie-index van $SI \leq 2$ weer.

De minimale sequentie van de epitoom die voor activering van de kloons vereist was werd bepaald. Hiertoe werden systematisch peptiden met een steeds kortere lengte (respectievelijk vanaf het N- en C-uiteinde) bereid en onderzocht in proliferatietests (tabel 2).

TABEL 2.

Het in kaart brengen van de epitopen van T-cel kloon AZ-16.14

	Peptide	aminozuursequentie	stimulatie-index
5	LBV 2.0	T K I S D F G S F I G F K	42
	LBV 2.1	R T K I S D F G S F I G F K G	36
	LBV 2.2	T K I S D F G S F I G F K G	78
	LBV 2.3	R T K I S D F G S F I G F K	31
10	LBV 2.4	K I S D F G S F I G F K	25
	LBV 2.5	I S D F G S F I G F K	-
	LBV 2.6	S D F G S F I G F K	-
	LBV 2.7	D F G S F I G F K	-
	LBV 2.8	F G S F I G F K	-
15	LBV 2.9	G S F I G F K	-
	LBV 2.10	S F I G F K	-
	LBV 2.11	F I G F K	-
	LBV 2.12	I G F K	-
	LBV 2.13	G F K	-
20	LBV 2.14	T K I S D F G S F I G F	31
	LBV 2.15	T K I S D F G S F I G	38
	LBV 2.16	T K I S D F G S F I	31
	LBV 2.17	T K I S D F G S F	-
	LBV 2.18	T K I S D F G S	-
25	LBV 2.19	T K I S D F G	-
	LBV 2.20	T K I S D F	-
	LBV 2.21	T K I S D	-
	LBV 2.22	T K I S	-
	LBV 2.23	T K I	-
30			

Er werden analogen gemaakt van de minimale sequentie waarin één groep werd gesubstitueerd ten einde te bepalen welke groepen essentieel waren voor T-cel herkenning en/of MHC-interactie. Er werden geen analogen herkend die alanine als substituent omvatten. Er waren echter wel conser-

35 vatieve substituties mogelijk op posities 50, 51, 54, 57 en 58 (tabel 3).

TABEL 3

Herkenning door T-cel kloon AZ-16.14 van analogen waarin één groep gesubstitueerd is

5											Stimulatie-index
	S 0	K ⁵⁰	I	S	D	F	Q ⁵⁵	S	F	I ⁵⁸	
	S 1	A									-
10	S 2		A								-
	S 3			A							-
	S 4				A						-
	S 5					A					-
	S 6						A				-
15	S 7							A			-
	S 8								A		-
	S 9									A	-
	S10	R									10
	S11		V								11
20	S12		L								16
	S13			T							-
	S14				E						-
	S15				N						-
	S16					Y					13
25	S17							T			-
	S18								Y		12
	S19									V	-
	S20									L	10

30

Onder toepassing van de benadering die beschreven is, werd een groot aantal T-cel epitopen geïdentificeerd bij klasse 1 OMP. Synthetische peptiden die deze T-cel epitopen bevatten, kunnen worden toegepast in een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding.

35

Ten einde een genetisch bepaald gebrek aan respons voor het dragermolecuul, het peptidedeel van het saccharide-peptide-conjugaat te vermijden, moet de MHC-restrictie van de T-cel epitopen worden onderzocht. In tegenstelling tot antilichamen kunnen T-cellen namelijk slechts een antigeen herkennen wanneer dit wordt gepresenteerd door antigeenpresen-

9101359

terende cellen in associatie met MHC-moleculen. Aangezien verschillende individuen andere combinaties van MHC-allelen kunnen bezitten, kunnen de epitopen die door deze individuen kunnen worden herkend, verschillen.

Onder toepassing van T-cel kloons en antigeen presenterende cellen die van een panel van vrijwilligers, waarvan de HLA-type bepaald was, werden verkregen, werden restrictie-elementen bepaald. Herkenning van bepaalde peptiden was beperkt tot een afzonderlijk HLA-DR-molecuul. Andere peptiden herkenden meer dan één HLA-molecuul. Deze peptiden verdienen de voorkeur om te worden gebruikt in saccharide-peptide-conjugaten volgens de uitvinding, omdat een dergelijk peptide een saccharide-peptide-conjugaat geeft dat diverse HLA-fenotypes herkent. Een dergelijk SCP kan worden gebruikt als bestanddeel van een vaccin met het voordeel dat met een klein aantal constante peptidesequenties die dergelijke epitopen omvatten de meeste HLA-DR-fenotypen kunnen worden herkend. Het is ook mogelijk het gehele eiwit in een saccharide-peptide-conjugaat op te nemen om te bewerkstelligen dat meer dan 1 HLA-type wordt herkend door het SPC.

Uit de tabel met stimuleringsindexen blijkt dat de dodecameren met nummers 1, 7, 8, 9, 13, 23, 28, 32, 33, 35 t/m 39, 42 t/m 45 (figuur 6) een stimulatie-index van meer dan 15 vertonen. Derhalve is een bruikbaar saccharide-peptide-conjugaat een SPC volgens de uitvinding dat ten minste één T-helpercel-activerend deel met ten minste één epitoomp omvat dat afgeleid is van ten minste een werkzaam deel van ten minste één van de dodecameren met nummers 1, 7, 8, 9, 13, 23, 28, 32, 33, 35 t/m 39, 42 t/m 45. Een voorbeeld van een saccharide-peptide-conjugaat dat een stimulatie-index van meer dan 15 vertoonde, is een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding dat als T-helpercel-activerend deel met ten minste één epitoomp ten minste een werkzaam deel van de sequentie KISDFGSFI of een daarmee equivalente sequentie omvat. Zoals blijkt uit tabel 3 is een saccharide-peptide-conjugaat dat de sequentie KLSDFGSFI omvat eveneens in staat een goede stimulatie-index te leveren. Ook een saccharide-peptide-conjugaat dat als T-helpercel-activerend deel met ten minste één epitoomp ten minste een werkzaam deel van de sequentie KISDYGSFI omvat, blijkt goed T-cel stimulerend te werken. Dit zijn voorbeelden van saccharide-peptide-conjugaten volgens de uitvinding, waarvan het T-helpercel-activerende deel met ten minste één epitoomp van het peptidedeel gemuteerd is, zodat beter contact gemaakt kan worden met een T-helpercelreceptor.

Het is gebleken dat een T-helpercel-activerend deel dat aan beide uiteinden van de epitoomp wordt voorzien van lysinegroepen, een betere stimulatie leverde, wanneer gekeken werd naar de verhouding van

9 1 0 1 3 5 9

dosis/respons (figuur 7). Derhalve verdient een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding dat als T-helpercel-activerend deel met ten minste één epitoom aan beide uiteinden voorzien is van lysinegroepen de voorkeur.

5 In figuur 8 zijn een aantal peptide-sequenties weergegeven met de bijbehorende MHC-restrictie. Uit de figuur blijkt dat de peptide VPRISYANGFDLIERGKKG HLA-DR1 en DR7 herkent. Een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding dat deze peptide-sequentie omvat, verdient de voorkeur omdat meer dan één HLA-fenotype wordt herkend.

10 De onderhavige octrooiaanvraag heeft ook betrekking op een werkwijze voor het bereiden van een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding. Deze werkwijze omvat het koppelen van een saccharide, die ten minste een immuniteit verlenend B-cel activerend deel met ten minste één epitoom omvat, met een peptide, dat ten minste een T-helpercel activerend
15 deel met ten minste één epitoom omvat, waarbij het T-helpercel activerende deel deel uitmaakt van een homoloog eiwit of een daarvan afgeleid peptidefragment, waarbij het B-cel activerende deel en het T-helpercel activerende deel in hetzelfde organisme voorkomen.

Men kan saccharide en peptide koppelen onder toepassing van algemeen
20 bekende werkwijzen die men toepast voor het koppelen van saccharide en peptide bij bekende saccharide-peptide-conjugaten.

Voor het specifiek koppelen van koolhydraten is de aanwezigheid van geschikte groepen zoals een amino ($-NH_2$), carbonzuur ($-COOH$), thiol ($-SH$) of een aldehyd (CHO) noodzakelijk binnen het koolhydraatantigeen (Dick,
25 W.E. et al, 1989, Glycoconjugates of bacterial carbohydrate antigens. In Cruse J.M. en R.E. Lewis, Conjugate vaccines, Contrib. Microbiol. Immunol., Basel, Krager, 10:48-114). Deze groepen kunnen aanwezig zijn in het antigeen maar moeten vaak via chemische of enzymatische werkwijzen worden opgenomen. Het verdient de voorkeur een koppelingswijze toe te
30 passen die resulteert in zo min mogelijke modificatie van het koolhydraatantigeen. Het gebruik van een specifiek aan te brengen spacer is hiervoor bevorderlijk. Het verdient de voorkeur zo min mogelijk de aanwezige epitoom of epitopen te vernietigen of ongewenste immuno-dominante neo-antigenen te genereren. De invloed van de koppelingswerkwijze op de
35 immunologische eigenschappen van een oligosaccharide-peptideconjugaat is groot wanneer kleine oligosacchariden worden toegepast (Hoppner, W., et al, 1985, Study on the carbohydrate specificity of antibodies formed in rabbits to synthetic glycoproteins with the carbohydrate structure of asialoglycophorin A. Mol Immunol. 12:1341-1348).

De meeste bestaande vaccins zijn gebaseerd op kapselpolysacchariden of O-antigenen die bestaan uit zich herhalende eenheden van 1 tot 8 monosaccharide zodat de invloed van de koppeling kan worden geminimaliseerd door het gebruik van grotere oligosacchariden. Meningococcus LPS bevat
 5 geen herhalende eenheden en derhalve zal met name de keus van de koppelingswerkwijze bij het gebruik van meningococcus LPS van belang zijn voor de immunologische en immunochemische eigenschappen van het resulterende conjugaat.

Bij voorkeur koppelt men dus de saccharide aan het peptide via een
 10 spacer die aan de uiteinden reactieve groepen zoals NH_2 en COOH bevat. Het gebruik van een spacer bij saccharide-peptide-conjugaten volgens de uitvinding heeft als voordeel dat de tertiaire structuur van het saccharidedeel niet gewijzigd wordt, hetgeen van belang is voor de immunwerking van de saccharide.

15 Bij de meningococcus oligosacchariden zijn er twee groepen beschikbaar die kunnen worden gebruikt voor het koppelen van een dergelijke oligosaccharide aan dragerpeptide: de vrije aminogroep van de fosforethanolaminegroep (PEA-groep) en de carbonzuurgroep van de KDO-eenheid (figuur 1). De PEA-groep dient bij voorkeur niet te worden gebruikt voor
 20 de koppeling omdat deze groep waarschijnlijk deel uitmaakt van een aantal van de immunotype specifieke epitopen. Derhalve verdient het de voorkeur in een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding fosforethanolaminegroepen te behouden met vrije aminogroepen. Gewoonlijk kunnen saccharide-peptide-conjugaten worden gemaakt op basis van het koppelen
 25 van de carbonzuurfunctie van de oligosaccharide aan de vrije aminogroepen van het peptide. Wanneer deze werkwijze wordt toegepast bij de meningococcus oligosaccharide kan dit resulteren in koppeling van oligosaccharide aan oligosaccharide of van oligosaccharide aan carbonzuurgroepen van het peptide door de PEA-groep van de oligosaccharide.
 30 Jennings et al. (Infect. Immun. 43:407-412) hebben dit probleem opgelost door de PEA-groepen te verwijderen door behandeling met waterstof-fluoride. De gedefosforyleerde oligosacchariden werden vervolgens gekoppeld aan tetanustoxoïde door β -(4-aminofenyl)ethylamine als spacer aan het reducerende uiteinde op te nemen door middel van reductieve
 35 aminering (hetgeen leidde tot verlies van de ringstructuur van KDO), gevolgd door activering van de aminofunctie met thiofosgeen gevolgd door koppeling aan tetanustoxoïde. Dergelijke conjugaten met immunotype L_2 , L_5 en L_{10} waren zeer immunogeen in konijnen terwijl die van L_3 slecht immunogeen waren. Voor deze laatste groep blijkt het verlies van PEA-

groepen en/of ringstructuur van de KDO-groep van belang te zijn voor de immuniteit en verdient het de voorkeur een saccharide-peptide-conjugaat met L₃ oligosaccharide van meningococcus te maken waarbij de PEA-groepen en de KDO-ringstructuur van de meningococcus oligosaccharide zo min mogelijk zijn gemodificeerd.

Voor het bereiden van een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding waarvan de B-cel activerende werking afhangt van de aanwezigheid van een of meer fosforethanol (PEA) groepen voldoen bovengenoemde werkwijzen niet. Voor het bereiden van dergelijke saccharide-peptide-conjugaten zijn additionele maatregelen nodig.

Een mogelijkheid voor het bereiden van een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding dat het bovengenoemde probleem oplost is het gebruiken van een saccharidedeel dat synthetisch verkregen is.

Met de huidige technieken is het mogelijk oligosacchariden te synthetiseren. Bovendien, zoals eerder beschreven is in deze octrooiaanvraag, kan het, in het geval van saccharide-peptide-conjugaten die van LPS afgeleide oligosacchariden omvatten, voordelig zijn het B-cel activerende deel dat zich in de "inner core" van LPS bevindt te synthetiseren. Een ander voordeel van een synthetisch verkregen saccharidedeel is gelegen in de mogelijkheid de minimale saccharide die B-cel activerend werkt in het SPC volgens de uitvinding op te nemen. Bovendien is het ook mogelijk een saccharidedeel te synthetiseren dat een minimale oligosaccharide omvat met kruisreactieve immuniteit verlenende werking. Het is ook mogelijk B-cel activerende delen te synthetiseren die een betere immuunwerking geven dan de natuurlijke oligosacchariden.

Men kan met een synthetisch verkregen saccharidedeel eenvoudiger de spacer op een specifieke plaats aanbrengen. Men kan tevens een of meer fosforethanol groepen inbouwen in het B-cel activerende deel ter verkrijging van een verbeterde immuunwerking.

Teneinde de spacer op een specifieke plaats in de saccharide aan te brengen verdient het de voorkeur de reactieve groepen van de saccharide van beschermende groepen te voorzien voordat men de spacer koppelt. De reactieve groep waar de koppeling met de spacer plaatsvindt voorziet men niet van een beschermende groep. Door deze werkwijze wordt voorkomen dat groepen die essentieel zijn voor de immuniteit verlenende werking tijdens het koppelen van de spacer worden verwijderd of gewijzigd.

Het verdient de voorkeur bij het bereiden van een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding de reactieve groepen van de saccharide die tijdens de bereiding van het saccharide-peptide-conjugaat niet

mogen reageren te voorzien van beschermende groepen P, en reactieve groepen van de saccharide die tijdens de bereiding van het saccharide-peptide-conjugaat specifiek moeten reageren te voorzien van beschermende groepen T, waarbij de beschermende groepen T selectief ten opzichte van
 5 elkaar en ten opzichte van de beschermende groepen P afgesplitst kunnen worden. Bij een dergelijke werkwijze is gebleken dat de combinatie van een allylgroep als beschermende groep T en een benzylgroep als beschermende groep P geschikt is. Voor een deskundige zullen andere geschikte combinaties die aan bovengenoemde eis voldoen voor de hand liggend zijn.

10 Men kan met voordeel bij de werkwijze volgens de onderhavige octrooiaanvraag als uitgangsubstant een saccharide nemen die ten minste één hydroxylprecursor bevat. Een geschikte hydroxylprecursor voor deze werkwijze is de groep $\text{SiPh}(\text{CH}_3)_2$. Andere hydroxylprecursoren kunnen uiteraard worden toegepast. Men kan een dergelijke hydroxylprecursor op een
 15 gewenst tijdstip omzetten tot een hydroxylgroep en deze eventueel gebruiken als reactieve groep waar een specifieke reactie kan plaatsvinden. In het geval van de groep $\text{SiPh}(\text{CH}_3)_2$ kan men de hydroxylgroep genereren door oxidatie met bijvoorbeeld HOOAc .

Bij de werkwijze volgens de uitvinding verdient het de voorkeur de
 20 reactieve groep aan het spacer-uiteinde, dat na koppeling met de saccharide vrij blijft, te voorzien van een beschermende groep Z. Hierdoor wordt het mogelijk de saccharide, die voorzien is van een spacer, aan diverse reacties ter modificatie te onderwerpen zonder dat de reactieve groep, die nodig is voor koppeling met het peptide, reactie ondergaat.
 25 Uiteraard dient de beschermende groep zodanig te worden gekozen dat deze aanwezig blijft tijdens de modificerende reacties. Men kan bijvoorbeeld de reactieve groep NH_2 van een spacer voorzien van een beschermende groep Z zoals een benzyloxycarbonylgroep. Men kan ook de reactieve groep COOH van een spacer omzetten tot een estergroep. Er zijn talloze voorbeelden
 30 bekend uit de literatuur van beschermende groepen die op reactieve groepen van spacers kunnen worden aangebracht. (Met name in de Nederlandse octrooiaanvraag 86.023.25).

Voor het bereiden van een voorkeurs-saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding dat ten minste een PEA groep in het saccharidedeel
 35 omvat kan men een PEA groep op het B-cel activerende deel van het saccharidedeel aanbrengen. Men kan hiertoe een reactieve groep op ten minste één plaats van de saccharide fosforyleren en het gevormde fosforyleringsproduct omzetten met een ethanolamine waarvan de aminogroep beschermd is door een groep, die verschilt van de beschermende groep Z

9101359

van de spacer. Het ethanolamine kan men op geschikte wijze beschermen met trifluoracetyl.

In figuren 9a, b en c wordt een bijzonder geschikt voorbeeld van de werkwijze volgens de uitvinding weergegeven. De stappen 13-16 geven een
5 uitstekend voorbeeld van de fosforyleringsstap die men kan uitvoeren.

Bij de werkwijze volgens de uitvinding kan men de saccharide, die voorzien is van een beschermde spacer, vóór de koppeling aan het peptide activeren door de beschermende groep Z van de spacer te verwijderen, waarbij in de saccharide aanwezige PEA-groepen beschermd blijven.

10 Men kan hiertoe de saccharide met de daaraan gekoppelde beschermde spacer aan hydrogenolyse onderwerpen, waarbij zowel de beschermende groep Z van de spacer alsmede de hydroxyl beschermende groepen worden verwijderd, terwijl de PEA-groepen beschermd blijven.

Men kan de vrije reactieve groep van de spacer, die door Z werd
15 beschermd, voorzien van een groep die specifiekere reageert met het peptide dan de vrije groep van de spacer. Een mogelijkheid die goed voldoet is het in een thiolgroep omzetten van een vrije aminogroep van de spacer. Men kan een saccharidedeel dat gekoppeld is aan een spacer die een vrije thiolgroep bevat, conjugeren met een peptide dat gemodificeerd is met een
20 groep die met sulfhydryl reactief is. Een geschikt voorbeeld van een dergelijke sulfhydryl reactieve groep is broomacetyl. Men kan de broomacetyl groep gemakkelijk verkrijgen met N-succinimidylbroomacetaat.

Het verdient de voorkeur PEA-groepen van de saccharide voor en tijdens de koppeling met het (geactiveerde) peptide te beschermen en na de
25 koppeling te verwijderen. Men kan de verwijdering van beschermende groepen zoals trifluoracetyl uitstekend uitvoeren door hydrolyse met een zwakke base zoals ammonia.

VOORBEELD

30 In het onderhavige voorbeeld is een werkwijze voor de bereiding van een saccharide-peptide-conjugaat volgens de uitvinding beschreven. Als B-cel activerend deel in het saccharidedeel is een fragment van de "inner core region" van het LPS-immunotype 6 gekozen. Verder is als T-helpercel bevattend deel van het peptidedeel de sequentie 47-59 van een Meningococcus buitenmembraaneiwit gekozen. De werkwijze is weergegeven in
35 figuren 9a,b en c.

De werkwijze omvatte de volgende stappen: reactie van (fenyldimethylsilyl)methylmagnesiumchloride (2) met het gemakkelijk toegankelijke allyltri-O-benzyl- α -D-manno-hexodialdo-1,5-pyranoside (1). Additie

van verbinding 2 in 1,3-dioxolaan aan 1 in hetzelfde oplosmiddel geschiedde met hoge diastereofaciale selectiviteit, hetgeen het α -hydroxysilaanadduct van verbinding 3 leverde (d.p. \geq 95%) met een opbrengst van 77%.

- 5 Benzylering van verbinding 3 gaf verbinding 4 en deallylering in twee stappen gaf homogene verbinding 5 met een opbrengst van 68%. Behandeling van verbinding 5 met Vilsmeier reagens leverde als glycosyldonor verbinding 6 die later werd gekoppeld met de LD-Hepp acceptor 11 die tevens de spacer omvatte, waarvan de synthese in schema 2 is uiteengezet.
- 10 Glycosylering van 3-(benzyloxycarbonylamino)-1-propanol (8) door het ethyl 1-thio- α -LD-Hepp derivaat verbinding 7, die in acht stappen uit 2,3,4,6,7-penta-O-acetyl-L-*glycero*-D-*manno*-heptopyranosylbromide werd bereid bij aanwezigheid van N-jodosuccinimide (NIS) en katalytisch tri-fluormethaansulfonzuur (TfOH) gaf α -derivaat 9 met een opbrengst van 80%.
- 15 Zemplén-deacylering van verbinding 9 leverde verbinding 10 en daaropvolgende regioselectieve benzylering onder phase-transfer (fase-overdracht)-omstandigheden gaf verbinding 11 met een opbrengst van 85%. Stereospecifieke 1,2-trans-glycosylering van acceptor 11 door overmaat van donor 6 kon worden bereikt (zie Schema 3) onder toepassing van de promotor zilvertriflaat, hetgeen na opwerking en zuivering door middel van silicagel-chromatografie homogene disaccharide 12 gaf met een opbrengst van 92% betrokken op verbinding 6. Bij deze werkwijze is de dimethyl(fenyl)silyl-maskerende groep in donor 11 verenigbaar met de glycosideringsomstandigheden.
- 20 Tussenprodukt 12 werd in het donker geoxideerd, hetgeen verbinding 13 gaf met een opbrengst van 91%. Fosforylering van de vrije hydroxylgroep in verbinding 13 gaf in drie stappen zonder isolatie van tussenproducten de volledig beschermde gefosforyleerde disaccharide 16. De fosforylering van 13 met behulp van 1-H-tetrazool met het bifunctionele reagens 14 gaf als tussenprodukt fosforamidiet, dat *in situ* werd gecondenseerd en onder soortgelijke omstandigheden werd omgezet met overmaat 2-trifluoracetamidoethanol (15). De fosfiettriëster (δ p 142,0 en 142,2 dpm) die aldus werd verkregen, werd onmiddellijk geoxideerd, hetgeen het fosfotriësterderivaat 16 met een opbrengst van 81% gaf (δ p-3,1 en 3,2 dpm).
- 30 Partiële verwijdering van de bescherming van verbinding 16 gaf in twee afzonderlijke stappen verbinding 18 met een opbrengst van 56%.

De vrije aminogroep van verbinding 18 werd vervolgens onderworpen aan verdere behandeling. Als eerste stap gaf ionogene debenzylering van de fosfotriëstergroep het geladen derivaat 17 (δ p 0,42 dpm). De tweede

stap, de hydrogenolyse van de benzyloxycarbonyl- (Z) en benzylbeschermende groepen, leverde verbinding 18. De ^1H - en ^{13}C -NMR-gegevens van verbinding 18 kwamen overeen met de voorgestelde structuur.

De laatste stap in de bereiding van het suiker-peptide-conjugaat omvatte een omzetting in twee stappen van verbinding 18 in het thiolderivaat 20 gevolgd door *in situ* condensatie met het broomacetylpeptide 21 en vervolgens verwijdering van de trifluoracetylgroep van 22. Aldus gaf behandeling van verbinding 18 met het reagens pentafluorfenyl-S-acetylmercaptoacetaat na zuivering over Sephadex G-25 een homogene verbinding 19. Hydroxylamine werd aan een zuurstofvrije gebufferde oplossing die verbinding 19 en het peptidederivaat 21, dat via een vaste fase benadering bereid was (The *N*-bromoacetyl-Gly-Gly-elongated peptide sequence 47-59 of strain H44/76 class 1 outer membrane protein (*i.e.*, 21) was prepared by continuous-flow solid-phase synthesis on a dimethoxybenzhydrylamino-resin using *N* α -fluorenylmethoxycarbonyl (Fmoc)amino acid derivatives, according to standard procedures [Atherton, E. and Sheppard, R.C., solid phase peptide synthesis: a practical approach, IRL Press, Oxford University Press, 1989]. The *N*-terminal bromoacetyl group was introduced during the last cycle of the synthesis [Robey, F.A. and Fields, R.L., *Anal. Biochem.* 1989, 177, 373]. After side-chain deprotection and cleavage from the solid support (TFA/H₂O, 95/5, 1.5 h, r.t.), the peptide was purified by semi-preparative reverse phase HPLC. FAB mass analysis gave a signal of the protonated molecular ion (MH^+) at m/z 1680.0 (calcd. monoisotopic mass 1679.7) bevatte, toegevoegd.

HPLC-analyse van het ruwe reactiemengsel na 48 uur bij 20°C vertoonde *inter alia* de aanwezigheid van twee hoofdprodukten. Het produkt dat sneller elueerde werd gezuiverd door HPLC en daarna aan FAB MS analyse onderworpen. Het FAB massaspectrum vertoonde een signaal van een geprotoneerd molecuulion (MH^+) bij m/z 2353,2, hetgeen goed overeenkwam met de voorgestelde structuur van het partiëel beschermde conjugaat 22. Ammonolyse van 22, gevolgd door zuivering (HPLC), gaf een homogeen produkt dat, zoals bleek door FAB massaspectroscopie, een geprotoneerd molecuulion bij m/z 2257,0 vertoonde, hetgeen de volledige verwijdering van de trifluoroacetylgroep en de identiteit van het saccharide-peptide-conjugaat bevestigde.

De spacer in dit voorbeeld is voorzien van een NH_2 -groep die beschermd is met een benzyloxycarbonylgroep (Z). Er bestaan talloze spacers met al of niet beschermde reactieve groepen die bij de werkwijze voor de bereiding van een SPC volgens de uitvinding kunnen worden toe-

gepast. In de Nederlandse octrooiaanvraag 8602325 over saccharide-peptide-conjugaten met saccharide van H-influenza B staan een aantal voorbeelden beschreven van reactieve groepen die bij de onderhavige werkwijze van toepassing kunnen zijn. Het moge duidelijk zijn dat aminogroep NH_2 slechts een voorbeeld is. Spacers met reactieve groepen zoals beschreven in de geciteerde octrooiaanvraag zijn hierin door verwijzing opgenomen.

Ter verduidelijking geldt in het algemeen voor de werkwijze voor bereiding van een SPC volgens de uitvinding dat de fosforylering mogelijk is met vele fosfiet- of fosfaatreagentia in meerstaps-procedures met of zonder isolatie van tussenprodukten. Van groot belang is dat de bescherming van de aminogroep van ethanolamine niet gelijk is aan de bescherming van de reactieve groep van de spacer. In het voorbeeld is de aminogroep van de spacer beschermd met benzyloxycarbonyl (Z) en is de ethanolaminegroep beschermd met een trifluoracetylgroep. De Z-groep kan worden verwijderd door hydrogenolyse, waarbij trifluoracetyl stabiel is. Overigens wordt in het voorbeeld Z gelijktijdig met de Bn-groepen op de suiker verwijderd (Z en Bn geven dus geen orthogonale bescherming ten opzichte van elkaar).

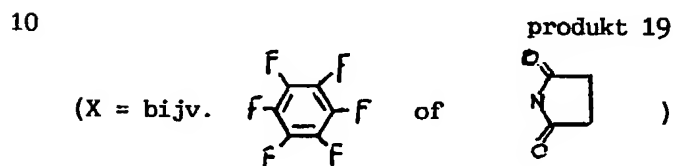
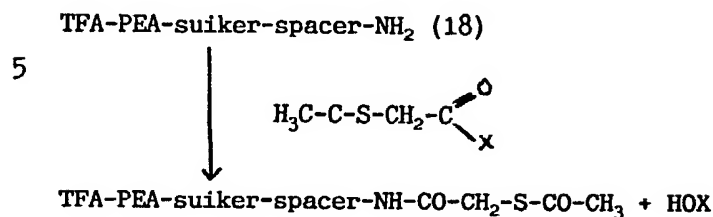
Bij het verwijderen van de bescherming van fosfaatsuiker en spacer wordt eerst de fosfaatbescherming verwijderd. Fosfotriësters zijn labiel; diësters zijn stabiel(er). Om splitsing van de R-O-P of P-O-R' band in de triëster te voorkomen ("verkeerde afbraak") wordt zo spoedig mogelijk de P-O-Bn gesplitst. Daarna ondergaat produkt 17, het TFA-PEA-beschermd suiker - beschermd spacer conjugaat hydrogenolyse met H_2 en een katalysator, waarbij produkt 18, het TFA-PEA-onbeschermd suiker - onbeschermd spacer conjugaat ontstaan. In deze stap vindt hydrogenolyse van de Z-groep en van de benzylgroep plaats.

Produkt 18 is geschikt voor conjugatie aan een peptide of een eiwit. De aminogroep van de spacer kan worden gekoppeld met aminogroepen in een peptide of een eiwit (bijvoorbeeld met glutaardialdehyd) of met carbonzuurgroepen in een peptide of een eiwit (bijvoorbeeld met een carbodiimide-derivaat). Dit type conjugaties, hoewel zij niet onbruikbaar zijn bij een werkwijze volgens de onderhavige octrooiaanvraag, verloopt echter chaotisch. Behalve de gewenste suiker-peptide-conjugatie treedt ook inter- en intramoleculaire verknoping op van peptide of eiwit en van primair conjugaat.

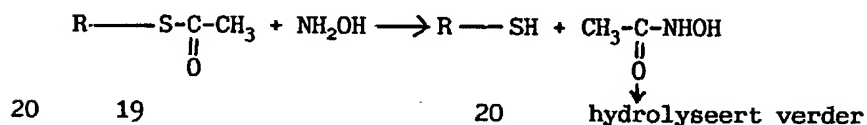
Met het synthetische antigeen 18 is een fijnzinniger aanpak mogelijk en verdient deze werkwijze derhalve de voorkeur. De spacer kan via de aminogroep selectief (PEA is immers beschermd) worden voorzien van een

9 1 0 1 3 5 9

reactieve groep met een meer specifieke reactiviteit. In het voorbeeld is dit een beschermd thiol.



15 Produkt 19 kan bij milde pH met hydroxylamine worden omgezet in het vrije thiol.



Produkt 20 kan reageren met peptiden/proteïnen die zijn gemodificeerd met (een) "sulfhydryl-reactieve" groep(en).

Samenvattend wordt bij de werkwijze uit het voorbeeld de
 25 forforethanolamine (PEA)-groep ingebouwd. Tevens wordt uitsluitend de spaceraminogroep gemodificeerd met een S-acetylmercaptoacetylgroep. De aminogroep van de PEA is immers beschermd met een trifluoracetylgroep. De trifluoracetylgroep zou ook een andere groep mogen zijn. De latere conjugatie van saccharide met peptide verloopt dus bij de werkwijze uit
 30 het voorbeeld selectief via de spacer. De trifluoracetylgroep wordt pas na conjugatie verwijderd. De PEA-groep is van groot belang voor de immunologische eigenschappen (Verheul et al., Infect. and Immun. 59, 843-851, 1991) en daarom is een werkwijze waarbij de PEA-groep of -groepen worden beschermd en/of aangebracht, een werkwijze volgens de uitvinding
 35 die de voorkeur verdient.

9 1 0 1 3 5 9

CONCLUSIES

1. Een saccharide-peptide-conjugaat waarvan het saccharidedeel ten minste een van een lipopolysaccharide (LPS) van een gramnegatieve bacterie afgeleid immuniteit verlenend B-cel activerend deel met ten minste één epitoomp omvat en het peptidedeel ten minste een homoloog eiwit of een van een homoloog eiwit afgeleid peptide-fragment met een T-helpercel activerend deel met ten minste één epitoomp omvat, (waarbij homoloog wil zeggen dat het B-cel activerende deel en het T-helpercel activerende deel in hetzelfde micro-organisme voorkomen) met het kenmerk, dat het saccharidedeel als B-cel activerend deel het LPS oligosaccharide deel (core region) of een daarvan afgeleid fragment omvat.

2. Saccharide-peptide-conjugaat volgens conclusie 1, met het kenmerk, dat ten minste het B-cel activerende deel met ten minste één epitoomp gesynthetiseerd is.

3. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat ten minste het B-cel activerende deel met ten minste één epitoomp is afgeleid van het oligosaccharide deel (inner core) van een LPS van Meningococcus.

4. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel met ten minste één epitoomp en het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoomp zijn geconjugeerd via een spacer.

5. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel met ten minste één epitoomp en het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoomp zijn geconjugeerd met behoud van de vrije aminogroepen van in het B-cel activerende deel aanwezige fosforethanolamine (PEA)-groepen.

6. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat bij het B-cel activerende deel met ten minste één epitoomp voor de conjugatie ten minste één PEA-groep is aangebracht.

9 1 0 1 3 5 9

7. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat ten minste het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom is afgeleid van een buitenmembraaneiwit (OMP).
- 5 8. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat ten minste het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom is afgeleid van een Meningococcus Klasse I OMP.
- 10 9. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat ten minste het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom is afgeleid van Meningococcus H44/76 Klasse I OMP.
- 15 10. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat ten minste het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom is afgeleid van Meningococcus P1.7,16.
- 20 11. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat ten minste één T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom is afgeleid van ten minste een werkzaam deel van ten minste één van de dodecameren uit fig. X met nummers 1, 7, 8, 9, 13, 23, 28, 32, 33, 35 t/m 39, 42 t/m 45.
- 25 12. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het peptidedeel voor meer dan één HLA-fenotype herkenbaar is.
- 30 13. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom ten minste een werkzaam deel van de sequentie RTKISDFGSFIGFKG of van een daarmee equivalente sequentie omvat.
- 35 14. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom ten minste een werkzaam deel van de sequentie KISDFGSFI of een daarmee equivalente sequentie omvat.

15. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat ten minste het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom gemuteerd is zodat beter contact gemaakt kan worden met MHC van een antigeen presenterende cel.

5

16. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat ten minste het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom gemuteerd is zodat beter contact gemaakt kan worden met een T-cel receptor.

10

17. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom ten minste een werkzaam deel van de sequentie KLSDFGSFI of van een daarmee equivalente sequentie omvat.

15

18. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom ten minste een werkzaam deel van de sequentie KISDYGSFI of van een daarmee equivalente sequentie omvat.

20

19. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het T-helpercel activerende deel met ten minste één epitoom gemuteerd is door deze aan beide uiteinden te voorzien van lysinegroepen.

25

20. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel is afgeleid van een oligosaccharidedeel van een LPS van Meningococcus met immunotype L₃.

30

21. Saccharide-peptide-conjugaat volgens conclusie 20, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel van het saccharidedeel een afgeleide is van

β -D-Glcp (1-4) - L- α -D-Hepp - (1-5) - KDO

35

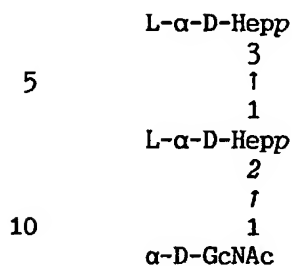
3
|
1
|
L- α -D-Hepp3 < - PEA

40

2
|
1
|
 α -D-GcNAc

9 1 0 1 3 5 9

22. Saccharide-peptide-conjugaat volgens conclusie 21, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel ten minste



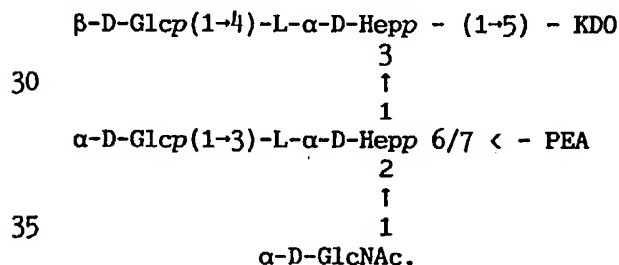
omvat.

23. Saccharide-peptide-conjugaat volgens conclusie 21 of 22, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel ten minste één PEA-groep bevat.

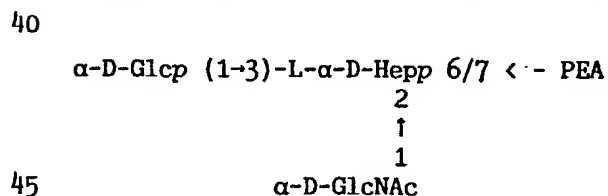
24. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de conclusies 1-19, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel is afgeleid van een oligosaccharidedeel van een LPS van Meningococcus met immunotype L₂.

25. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel als uiteinde β -D-Glcp(1-4), α -D-GlcNAcp of L- α -D-Hepp(1-5) heeft.

26. Saccharide-peptide-conjugaat volgens conclusie 24 of 25, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel een afgeleide is van de vertakte oligosaccharide



27. Saccharide-peptide-conjugaat volgens conclusie 24-26, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel ten minste de oligosaccharide



omvat.

9 1 0 1 3 5 9

28. Saccharide-peptide-conjugaat volgens één van de conclusies 24-27, met het kenmerk, dat het B-cel activerende deel ten minste één PEA-groep bevat.

5 29. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het saccharidedeel kruisreactie vertoont met ten minste twee immunotypen van gram-negatieve bacterien.

10 30. Saccharide-peptide-conjugaat volgens conclusie 29, met het kenmerk, dat het conjugaat kruisreactie vertoont met ten minste immunotypen L_2 en L_3 van Meningococcus.

15 31. Saccharide-peptide-conjugaat volgens conclusie 29, met het kenmerk, dat het conjugaat kruisreactie vertoont met ten minste immunotypen L_1 en L_3 van Meningococcus.

20 32. Saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de voorgaande conclusies, met het kenmerk, dat het saccharidedeel ten minste de vertakte oligosaccharide β -D-Glcp(1 \rightarrow 4)-[L- α -D-Hepp(1 \rightarrow 3)]-L- α -D-Hepp) omvat.

33. Saccharide-peptide-conjugaat volgens conclusie 32, met het kenmerk, dat de vertakte oligosaccharide β -D-Glcp(1 \rightarrow 4)-[L- α -D-Hepp(1 \rightarrow 3)]-L- α -D-Hepp) een PEA-groep op de 0-3 van de heptosyl eenheid omvat.

25 34. Saccharide-peptide-conjugaat volgens conclusie 32 of 33, met het kenmerk, dat de vertakte oligosaccharide β -D-Glcp(1 \rightarrow 4)-[L- α -D-Hepp(1 \rightarrow 3)]-L- α -D-Hepp) voorzien is van een spacer die verbinding geeft met ten minste een andere immunotypespecifiek B-cel activerend deel.

30 35. Werkwijze voor het bereiden van een saccharide-peptide-conjugaat volgens één van de voorgaande conclusies door een saccharide die ten minste een van een lipopolysaccharide (LPS) van een gramnegatieve bacterie afgeleid immuniteit verlenend B-cel activerend deel met ten minste één epitoomp omvat te koppelen met een peptide dat ten minste een homoloog eiwit of een van een homoloog eiwit afgeleid peptide-fragment met een T-helpercel activerend deel met ten minste één epitoomp omvat, (waarbij homoloog wil zeggen dat het B-cel activerende deel en het T-helpercel activerende deel in hetzelfde micro-organisme voorkomen) waarbij het

saccharide deel als B-cel activerend deel het LPS oligosaccharide deel (core region) of een daarvan afgeleid fragment omvat.

36. Werkwijze volgens conclusie 35, waarbij men de saccharide via
5 een spacer die aan de uiteinden reactieve groepen zoals NH_2 en COOH bevat, koppelt aan het peptide.

37. Werkwijze volgens conclusie 35 of 36, waarbij de saccharide synthetisch verkregen is.

10

38. Werkwijze volgens één van de conclusies 35-37, waarbij men de reactieve groepen van de saccharide voorziet van beschermende groepen met uitzondering van de reactieve groep waar de koppeling met de spacer plaatsvindt en daarna de spacer koppelt aan de aldus beschermde sacchari-
15 de.

39. Werkwijze volgens één van de conclusies 35-38, waarbij men de reactieve groepen van de saccharide die tijdens de bereiding van het saccharide-peptide-conjugaat niet mogen reageren voorziet van beschermen-
20 de groepen P, en reactieve groepen van de saccharide die tijdens de bereiding van het saccharide-peptide-conjugaat specifiek moeten reageren voorziet van beschermende groepen T, waarbij de beschermende groepen T selectief ten opzichte van elkaar en ten opzichte van de beschermende groepen P afgesplitst kunnen worden.

25

40. Werkwijze volgens conclusie 39, waarbij de beschermende groep T een allylgroep is en de beschermende groep P een benzylgroep is.

41. Werkwijze volgens één van de conclusies 35-40, waarbij men als
30 uitgangsprодукт een saccharide neemt die ten minste één hydroxylprecursor bevat.

42. Werkwijze volgens conclusie 41, waarbij de hydroxylprecursor-groep de groep $\text{SiPh}(\text{CH}_3)_2$ is.

35

43. Werkwijze volgens één van de conclusies 35-42, waarbij men de reactieve groep aan het spacer-uiteinde, dat na koppeling met de saccharide vrij blijft, voorziet van een beschermende groep Z.

9 1 0 1 3 5 9

44. Werkwijze volgens conclusie 43, waarbij men de reactieve groep NH_2 van de spacer voorziet van een benzyloxycarbonylgroep als beschermende groep Z.

5 45. Werkwijze volgens conclusie 43, waarbij men de reactieve groep COOH van de spacer omzet tot een estergroep.

10 46. Werkwijze volgens conclusies 42-45, waarbij men op een plaats van de saccharide die $\text{SiPh}(\text{CH}_3)_2$ als hydroxylprecursor bevat een hydroxylgroep genereert door oxidatie met bij voorbeeld HOOAc .

15 47. Werkwijze volgens conclusies 35-46, waarbij men een reactieve groep op ten minste één plaats van de saccharide fosforyleert en het gevormde fosforyleringsproduct omzet met een ethanolamine waarvan de aminogroep beschermd is door een groep, die verschilt van de beschermende groep Z van de spacer.

20 48. Werkwijze volgens conclusie 47, waarbij het ethanolamine is beschermd met trifluoracetyl.

49. Werkwijze volgens één van de conclusies 35-48, waarbij men de stappen volgens stappen 13-16 van het reactieschema van fig. 9 uitvoert.

25 50. Werkwijze volgens één van de conclusies 35-49, waarbij men de saccharide, die voorzien is van een beschermde spacer, activeert vóór de koppeling aan het peptide door de beschermende groep Z van de spacer te verwijderen, waarbij in de saccharide aanwezige PEA-groepen beschermd blijven.

30 51. Werkwijze volgens één van de conclusies 35-50, waarbij men de saccharide met de daaraan gekoppelde beschermde spacer onderwerpt aan hydrogenolyse, waarbij zowel de beschermende groep Z van de spacer als mede de hydroxyl beschermende groepen worden verwijderd, terwijl de PEA-groepen beschermd blijven.

35 52. Werkwijze volgens conclusie 51, waarbij men de vrije reactieve groep van de spacer, die door Z werd beschermd, voorziet van een groep die specifiekere reageert met het peptide dan de vrije groep van de spacer.

9 1 0 1 3 5 9

53. Werkwijze volgens één van de conclusies 35-52, waarbij men een vrije aminogroep van de spacer omzet in een beschermde thiolgroep.

54. Werkwijze volgens conclusie 53, waarbij men het saccharide, dat
5 gekoppeld is aan een spacer die een vrije thiolgroep bevat, conjugeert met een peptide dat gemodificeerd is met een met sulfhydryl reactieve groep.

55. Werkwijze volgens conclusie 54, waarbij de met sulfhydryl reactieve groep broomacetyl is.
10

56. Werkwijze volgens conclusie 55, waarbij men de broomacetylgroep heeft verkregen met N-succinimidyl-broomacetaat.

15 57. Werkwijze volgens één van de conclusies 34-56, waarbij men PEA-groepen van de saccharide voor en tijdens de koppeling met het (geactiveerde) peptide beschermt en na de koppeling verwijdert.

58. Werkwijze volgens conclusie 57, waarbij men de verwijdering
20 uitvoert door hydrolyse met zwakke base zoals ammonia.

59. Vaccin gekenmerkt door een werkzaam gehalte aan saccharide-peptide-conjugaat volgens een van de conclusies 1-34 of aan een volgens de werkwijze van een van de conclusies 35-58 verkregen saccharide-peptide-
25 conjugaat.

FIG. 1

Groep B kapselpolysaccharide

$[\alpha\text{-D-NeuNacp}(2\rightarrow8)\text{-}\alpha\text{-D-NeuNacp}]_n$

Lacto-*N*-tetraose-eenheid

$\beta\text{-D-Galp}(1\rightarrow4)\text{-}\beta\text{-D-GlcNAcp}(1\rightarrow3)\text{-}\beta\text{-D-Galp}(1\rightarrow4)\text{-}\beta\text{-D-Glcp}$

Terminale oligosaccharidestructuur van L1 LPS

$\alpha\text{-D-Galp}(1\rightarrow4)\text{-}\beta\text{-D-Galp}$

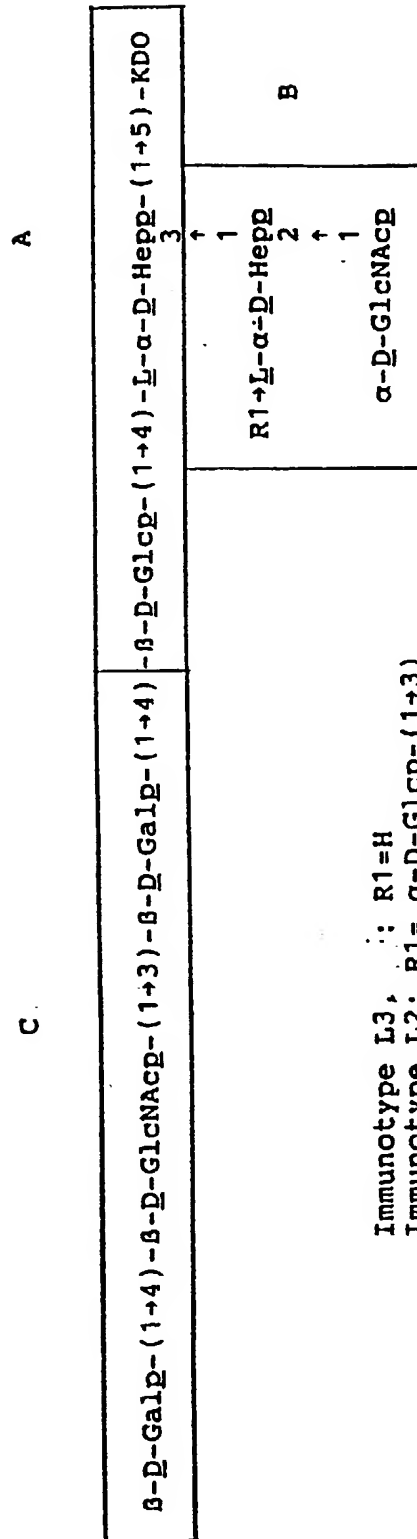
1



-

FIG. 3

A = lipide A
B = inner core
C = lacto-N-tetraose



9 1 0 1 3 5 9

FIG. 4

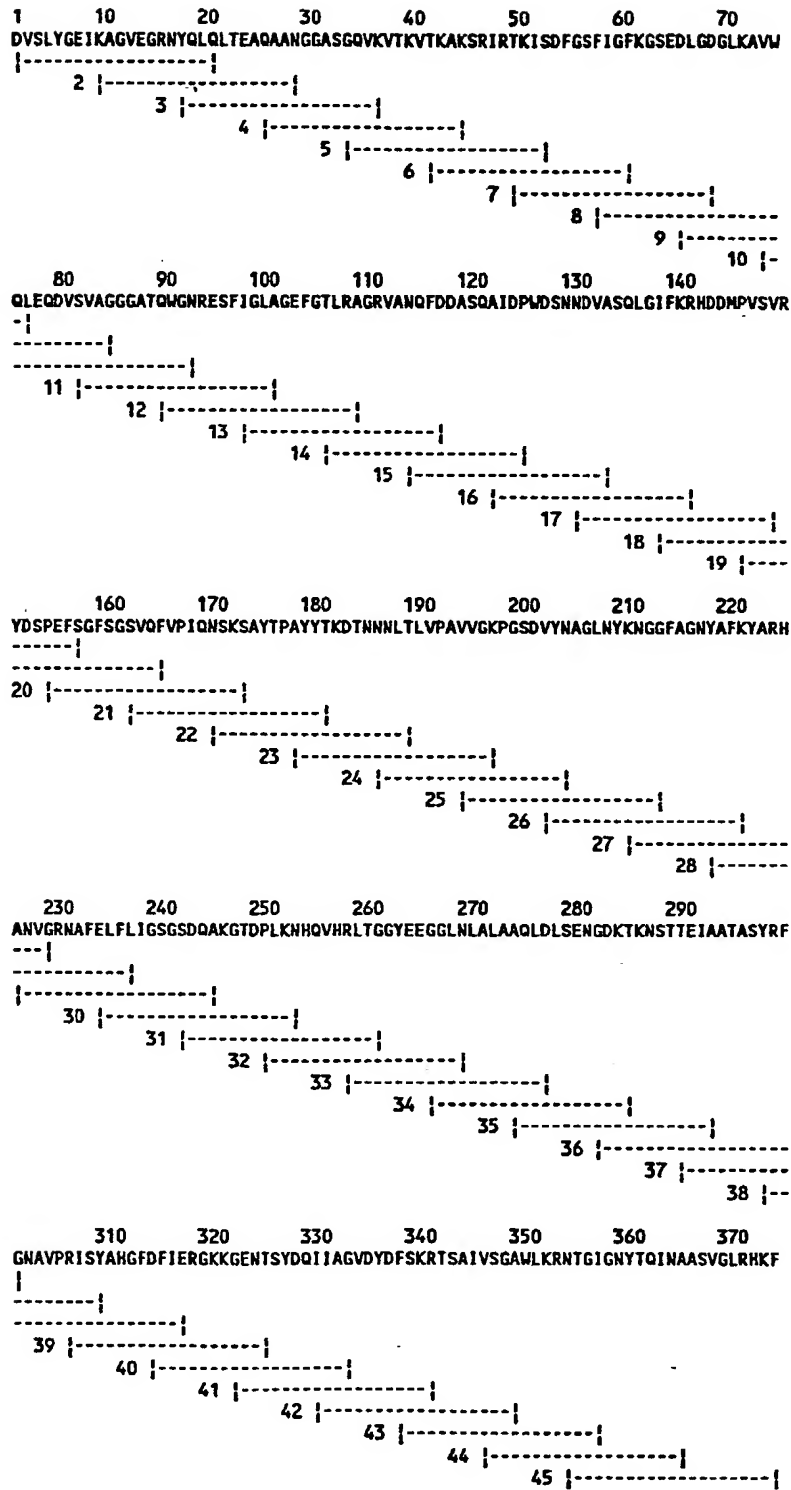
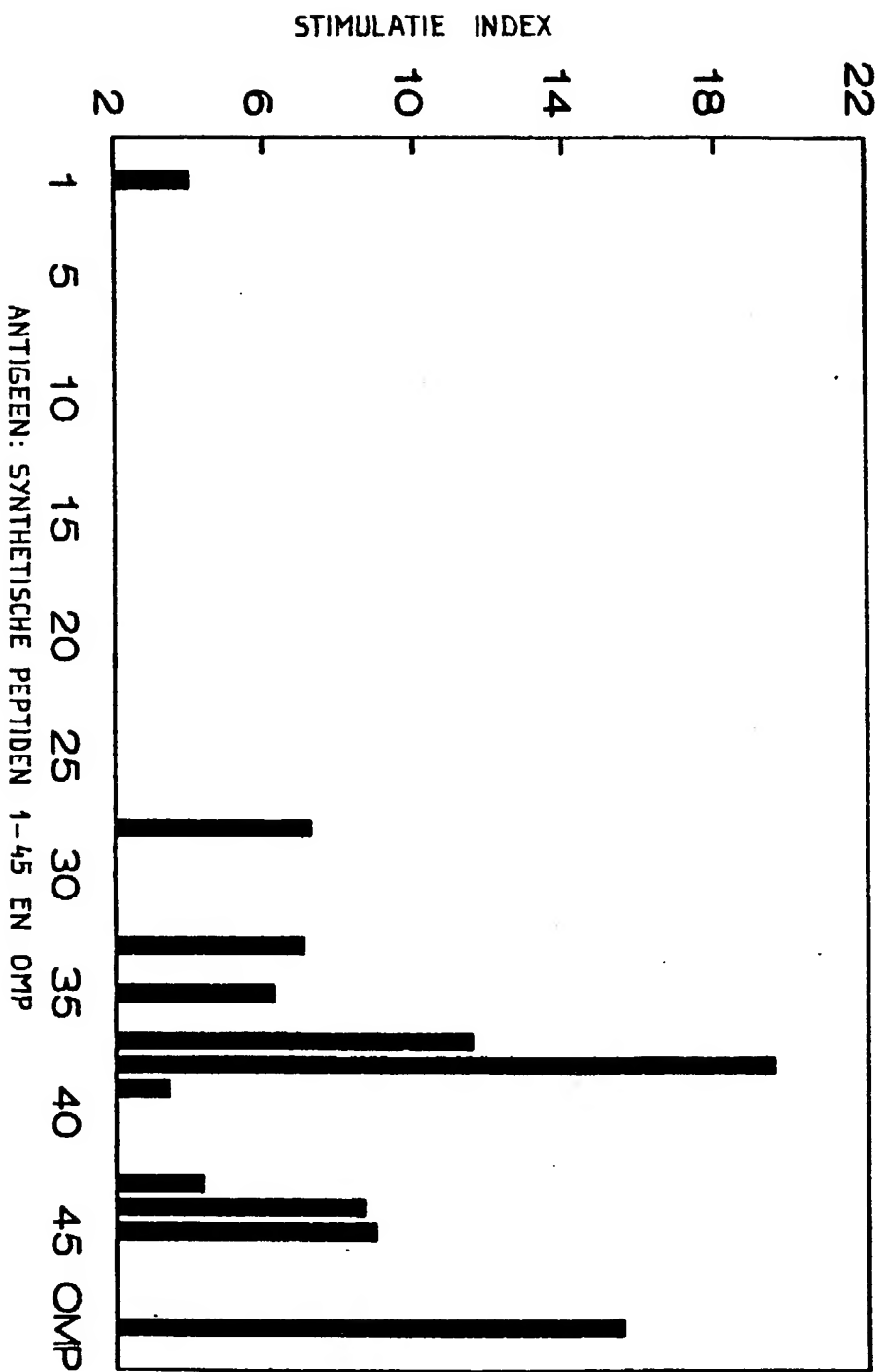


fig. 5.
T CEL HERKENNING VAN P1,7,16 PEPTIDEN
45 PEPTIDEN MET 20 GROEPEN OVERLAP = 12



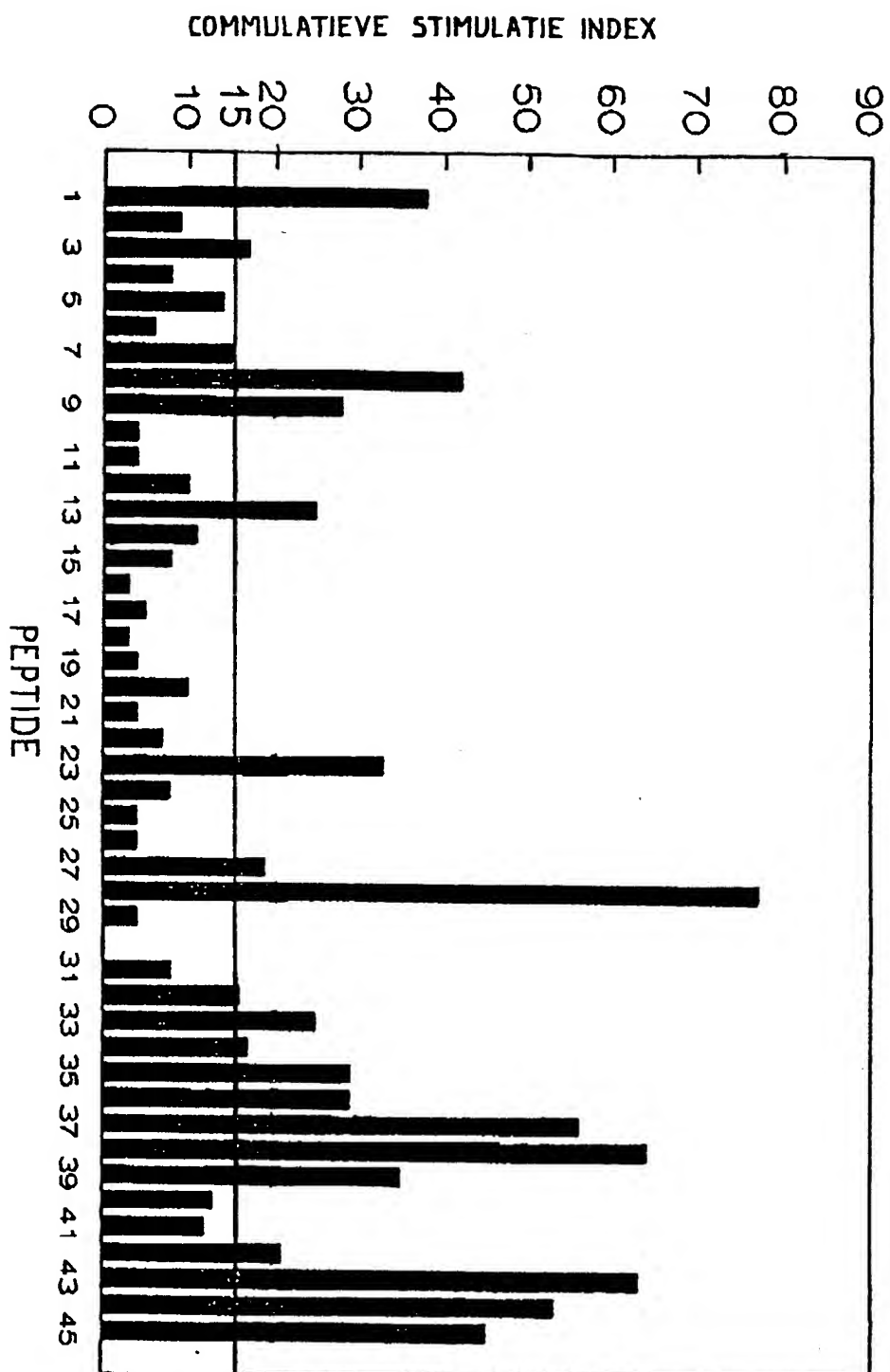


fig. 6.
COMMULATIE VAN RESPONSEN OP PEPTIDEN 1-45

Antigeenpresentatie aan LBV 2 specifieke T-cel kloons met behulp van EBV getransformeerde B-cellen.

Peptide	Sequentie	16-5.4	16-5.7	16-5.8	16-2	16-2*
LBV 2	T K I S D F G S F I G F Kgez.	81	8	9	15	9
LBV 2.4	K I S D F G S F I G F K	57	9	5	9	NT
LBV 2.lys	K K K I S D F G S F I G F K K K	NT	NT	NT	NT	8

NT = not tested

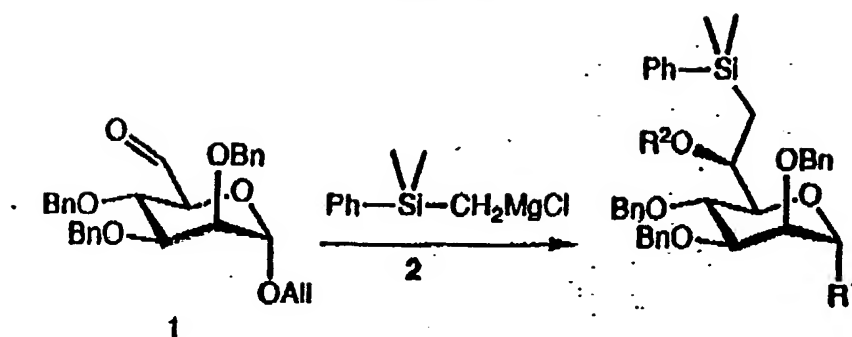
* = antigeen presenterende cellen zijn perifere bloed lymfocyten(PBL).

* = peptiden getest met PBL als antigeen presenterende cellen.

FIG. 8

	Peptide	MHC restriction
LBV2	TKISDFGSGFGPK	HLA-DRw15(2)
LBV26	XGGDSNNDVASQLQIFK	HLA-DR3
LBV6	VPRI SYAHGFDLIERGKKG	HLA-DR1 AND DR7
EVC38	YRFGNAVPRISYAHGFDFIE	HLA-DRw11(5)
EVC45	NTGIGNYTQINAASVGLRHKF	HLA-DR1

FIG. 9a



- i [3 $\text{R}^1 = \text{OAlI}$, $\text{R}^2 = \text{H}$
- ii [4 $\text{R}^1 = \text{OAlI}$, $\text{R}^2 = \text{Bn}$
- iii [5 $\text{R}^1 = \text{OH}$, $\text{R}^2 = \text{Bn}$
- iv [6 $\text{R}^1 = \text{Cl}$, $\text{R}^2 = \text{Bn}$

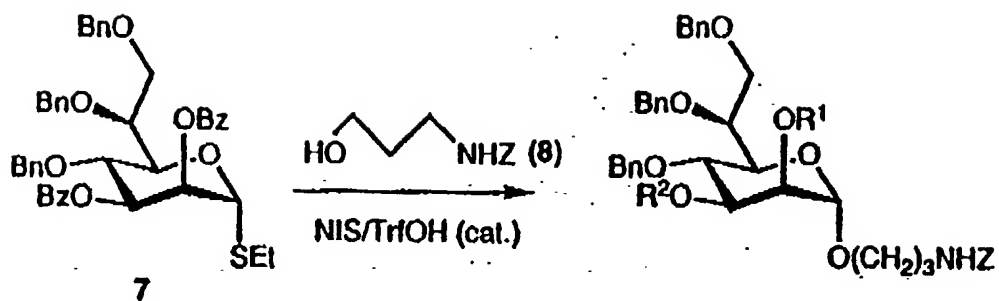
Reagentia en omstandigheden:

(i) $\text{BnBr/NaH/n-Bu}_4\text{NI/DMF}$

(ii) a) $\text{Ir(COD)(PMePh}_2)_2\text{PF}_6$
b) $\text{HgO/HgCl}_2\text{/aceton/water}$

(iii) chloordimethylformidiniumchloride/acetonitriël/ CH_2Cl_2

FIG. 9b



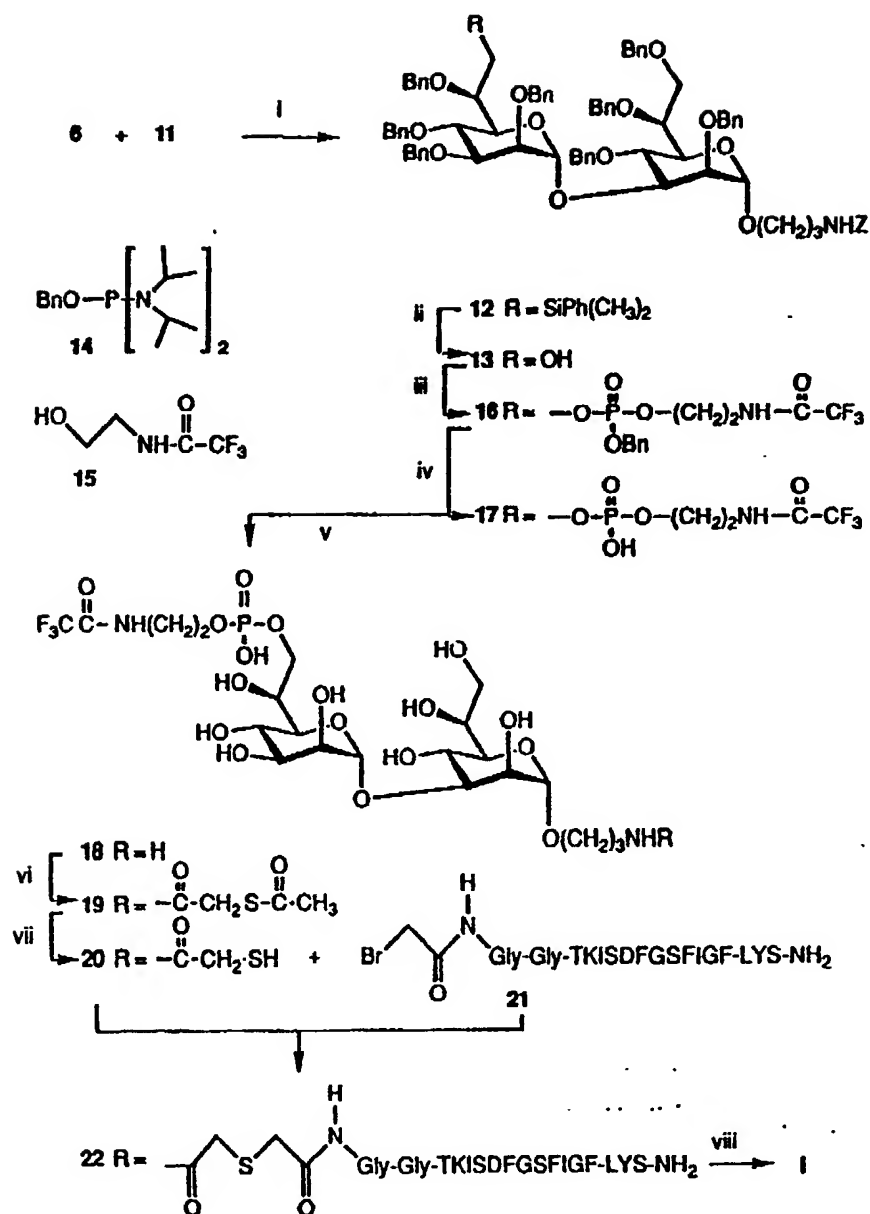
- i [9 R¹ = R² = Bz
 10 R¹ = R² = H
 ii [11 R¹ = Bn, R² = H

Reagentia en omstandigheden:

(i) NaOMe/MeOH

(ii) NaOH/H₂O, CH₂Cl₂, n-Bu₄NI, BnBr

FIG. 9c



Reagentia en omstandigheden:

- (i) AgOTrf, CH_2Cl_2 , 18 uur
 (ii) NaBr, HooAc in AcOH/NaAc, 1,5 uur
 (iii) a) 13/14/1-H-tetrazool
 b) 15/1-H-tetrazool
 c) t-BuOOH
 (iv) 10 eq. NaI/aceton, 18 uur
 (v) Pd/C, H_2 , MeOH
 (vi) pentafluorfenyl-S-acetylmercaptoacetaat in 0,1M fosfaatbuffer (pH 7,8), 1 uur
 (vii) $\text{H}_2\text{NOH HCl}$ in fosfaatbuffer (pH 7,2), 18 uur
 (viii) NH_4OH (25%), 1 uur

9101359